

基础研究

MiR-200b 在高糖环境下对视网膜血管内皮细胞功能的影响及机制

蒋 群¹, 朱小华¹, 刘新民¹, 刘建明²¹中南大学湘雅二医院眼科, 湖南 长沙 410011, ²中南大学湘雅三医院, 湖南 长沙 410013

摘要:目的 探讨高糖环境下 MiR-200b 对人视网膜血管内皮细胞(hRECs)的作用机制。方法 在高糖或正常环境培养 hRECs, 实时荧光定量 PCR 检测 MiR-200b 表达。MiR-200b 转染 hRECs, 并且用 MTT 法检测高糖环境下 MiR-200b 对 hRECs 增殖的影响。结果 与正常对照组比较, 高糖组 VEGF 和 TGF- β 1 的 mRNA 和蛋白表达明显增加($P<0.05$)。转染 MiR-200b 后, hRECs 中 MiR-200b 表达升高, 而 VEGF 和 TGF- β 1 mRNA 和蛋白的表达显著降低。与高糖组相比, 转染 MiR-200b 后 hRECs 增殖受到明显抑制($P<0.05$)。结论 MiR-200b 可能通过改变 VEGF 和 TGF- β 1 的表达, 调节 REC 细胞生长和增殖, 从而参与糖尿病视网膜病变发生、发展。

关键词:糖尿病视网膜病变; 视网膜血管内皮细胞; 血管内皮生长因子; 转化生长因子 β

Effect of MiR-200b on retinal endothelial cell function in high-glucose condition and the mechanism

JIANG Qun¹, ZHU Xiaohua¹, LIU Xinmin¹, LIU Jianming²¹Department of Ophthalmology, Second Xiangya Hospital of Central South University, Changsha 410011, China; ²Third Xiangya Hospital of Central South University, Changsha 410013, China

Abstract: Objective To investigate the effect of MiR-200b on human retinal endothelial cells (hRECs) cultured in high glucose and explore the mechanism. **Methods** hRECs cultured in high glucose or in normal media were examined for MiR-200b mRNA expression using real-time PCR. The effect of MiR-200b transfection on hREC proliferation in high-glucose culture was evaluated with MTT assay, and real-time PCR and Western blotting were performed to determine vascular endothelial growth factor (VEGF) and transforming growth factor β 1 (TGF β 1) expression in the transfected cells. **Results** The cells in high-glucose culture showed significantly decreased MiR-200b expression and active proliferation. Compared with those in normal control cells, VEGF and TGF β 1 mRNA and protein expressions increased markedly in cells cultured in high glucose ($P<0.05$). MiR-200b transfection of the cells caused significantly increased cellular expression of MiR-200b but decreased expression levels of VEGF and TGF β 1 mRNA and protein, and suppressed hREC proliferation in high glucose culture ($P<0.05$). **Conclusion** MiR-200b can regulate REC growth and proliferation by changing VEGF and TGF β 1 expressions and thus play a role in the pathogenesis and progression of diabetic retinopathy.

Keywords: diabetic retinopathy; retinal endothelial cell; vascular endothelial growth factor; transforming growth factor β 1

糖尿病性视网膜病变是糖尿病的重要并发症之一, 是导致成人失明的主要原因^[1-2]。它严重影响了患者的身心健康, 给社会带来沉重经济负担^[3]。据世界卫生组织调查, 目前全世界有多达 3.6 亿糖尿病患者, 预计到 2030 年将达到 10 亿^[4-5]。研究发现, 糖尿病视网膜病变 (DR) 与高糖环境对视网膜微血管系统损害密切相关^[6]。DR 可以影响视网膜结构, 导致其代谢和功能紊乱。视网膜微血管内皮细胞负责视网膜神经营养需求。视网膜

微血管内皮细胞维持血-视网膜屏障稳定, 并清除毒素和炎症因子, 他们在保护视力方面发挥了关键作用^[7-8]。微小 RNA, 也称为 miRNA 或小 RNA, 是一种有调节功能的短链非编码 RNA, 广泛存在在动植物中^[9]。miRNA 可降解为 mRNA 并且通过与靶基因完全或不完全配对, 或通过抑制下游靶蛋白的表达来调节蛋白质翻译^[10]。miRNA 参与各种生理过程, 包括细胞增殖, 凋亡, 信号转导, 分化, 代谢和激素分泌以及维持胚胎干细胞的潜能。它能调节人体的生长发育, 使人体适应环境。研究表明 miRNA 与癌症发生有关, 目前, 有关 miRNA 的大量研究主要集中在其对肿瘤发生, 发展, 侵袭, 转移和其它生物特征的作用等方面^[10], 而有关 miRNA 在糖尿病

收稿日期: 2015-10-06

基金项目: 湖南省科技厅项目 (2014TT2024, 2012TT2029)

作者简介: 蒋 群, 硕士, 主管技师, E-mail: 1073427667@qq.com

通信作者: 刘建明, 博士, 副教授, E-mail: liujianming101@sina.com

视网膜病变中的作用研究未见报道。MiR-200b是一种新发现的miRNA,研究发现糖尿病患者的MiR-200b表达明显降低,并与糖尿病的发展密切相关。因此,MiR-200b被认为参与糖尿病的发生和发展^[11-12]。进一步的研究表明,MiR-200b可能参与了DR的发生和发展^[13]。但MiR-200b作用于视网膜内皮细胞的具体功能和机制仍不清楚。高血糖状态会导致视网膜血管内皮细胞(REC)的直接或间接的损伤,可导致视力障碍和DR的发生。同时,血管内皮生长因子(VEGF)和转化生长因子β1(TGF-β1)被证实参与DR病变的调节机制^[14-15]。本研究目的是探讨高糖状态下MiR-200b对RECS的影响和调节TGF-β1、VEGF的机制,分析MiR-200b在DR中的作用。

1 材料和方法

1.1 试剂与仪器

hRECs 购于美国 Sciencell; 青霉素、链霉素和 EDTA 为 Hyclone 产品; Enzyme-EDTA 购于 Sigma; DMSO 和 MTT 购自 Gibco, RNA 提取试剂盒, 反转录试剂盒, lipo2000 购自 Invitrogen; ECL 试剂来自 Amersham biociences; 兔抗人 VEGF 和 TGF-β1 抗体、标记 IgG 二抗 HRP 购于美国 Cell signaling; Western blot 购于上海 Beyotime; DNA 放大器 and PCR 仪为美国

ABI 产品,其他常见的试剂购于上海生工。

1.2 方法

1.2.1 hRECs 培养和分组 将 hRECs 接种在不含胎牛血清,含 5.5 mmol/L 葡萄糖的 DMEM 培养基中(含 100 U/mL 青霉素和 100 μg/mL 链霉素),第 8 代细胞数达到 1×10⁶ cells/cm²,将它们随机分为 3 组。包括正常情况下细胞培养的正常对照组;高糖组:在高糖环境下诱导培养 72 h 后,hRECs 在含 33 mmol/L 葡萄糖的微血管内皮细胞培养基增殖。MiR-200b 组:在高糖环境下,将 MiR-200b 转染 hRECs。

1.2.2 MiR-200b 转染 MiR-200b 由在上海的公司模拟合成。其序列为 5'-UAAUACUGCCUGGUAAUGAUGAC-3',在高糖环境下,用转染液 lipo2000 将 MiR-200b 转染 hRECs。hRECs 在增殖期,接种于 3×10⁶ cells/cm² 的 6 孔培养板,并在 5% CO₂,37 ℃ 二氧化碳培养箱中培养 12 h 后,将混有 MiR-200b 的 lipo2000 转染液添加到细胞培养 6 h,然后更换培养基后继续培养。

1.2.3 Real-time PCR 用 Trizol 从 hRECs 中提取 mRNA,应用实时荧光定量 PCR 检测目标基因的表达情况。引物见表 1。聚合酶链反应步骤:先为 52 ℃,1 min,然后 35 个循环,包括 90 ℃ 30 s,58 ℃ 50 s,72 ℃ 35 s。

1.2.4 MTT 细胞接种于 96 孔板后,取浓度为 5 g/L 的

表 1 RT-PCR 引物
Tab.1 Primer sequence used in RT-PCR

Gene	Forward 5'-3'	Reverse 5'-3'
GADPH	AGTGCCAGCCTCGTCTCATAG	CGTTGAACTTGCCGTGGGTAG
MiR-200b	AGCGGCTCATCTAAACAATGG	GGCGCACATTCTCTCCGTA
VEGF	AAACTGTCTCAGCTCGGTCAGA	TCAGGGGCCGATTAAAGCTC
TGFβ1	GCCAGGATATGAGTTTGGGA	GGGTGCATGTCTGCTCCTGT

MTT 溶液 20 μL 添加到每个孔中,孵育 4 h。除去上清液后,加入 150 μL DMSO,10 min 后,采用紫外分光光度计测 570 nm 处吸光度值,计算细胞增殖率。

1.2.5 Western blot 从超声处理的提取液中提取 hRECs 总蛋白。经过 10 000 r/min 离心 15 min,取上清液转移到新的 EP 管,存放在 -20 ℃ 冰箱。蛋白质由 10% 的聚丙烯酰胺凝胶电泳分离并转移到聚偏二氟乙烯膜(PVDF)膜,用 5% 脱脂奶封闭 2 h 后,与 VEGF 抗体(1:1000)或 TGF-β1 抗体(1:2000)在 4 ℃ 共同孵育一整夜;用 PBST 漂洗后,膜被进一步与羊抗兔二抗体(1:2000)一起孵育 30 min,然后用化学发光剂显像。IPP6.0 软件分析 Western blot 条带。

1.3 统计分析

用 SPSS16.0 对所有数据进行统计分析。数据用均

数±标准差表示。多组间的差异进行单因素方差分析。 $P<0.05$ 被认为有显著差异。

2 结果

2.1 hRECs 中 MiR-200b 表达

实时荧光定量 PCR 检测 hRECs 中 MiR-200b 表达。如图 1 所示,在正常环境下,hRECs 中 MiR-200b 高度表达,而高糖环境下则明显降低($P<0.05$)。转染 MiR-200b 的 hRECs 在高糖环境下 MiR-200b 水平显著增高($P<0.05$)。

2.2 MiR-200b 对 hRECs 细胞增殖的影响

MTT 法检测在高血糖环境下 MiR-200b 对 hRECs 细胞增殖的影响。结果发现,高糖环境促进 hRECs 明显增殖($P<0.05$)。转染 MiR-200b 的 hRECs 在高糖环

chinaXiv:201712.00986v1

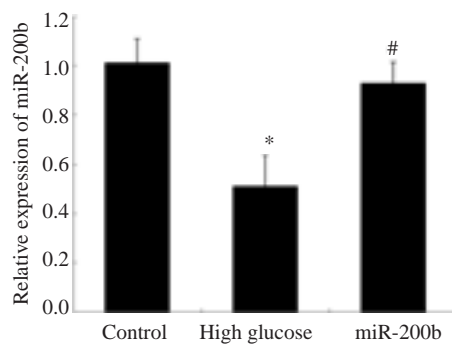


图1 MiR-200b在正常对照组,高血糖组和转染组的表达

Fig.1 MiR-200b expression in hRECs. * $P < 0.05$ vs normal control; # $P < 0.05$ vs high glucose group.

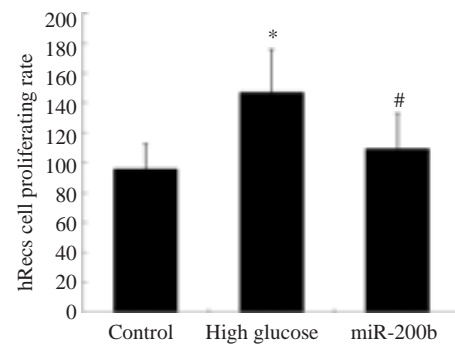


图2 MiR-200b对正常对照组,高血糖组和转染组hRECs增殖的比较

Fig.2 Effect of MiR-200b on hRECs proliferation. * $P < 0.05$ vs normal control; # $P < 0.05$ vs high glucose group.

境下细胞增殖受到明显抑制,这表明 MiR-200b降低可以促进血管内皮细胞的显著增殖,而其增高能抑制靶细胞视网膜血管内皮细胞增殖($P < 0.05$,图2)。

2.3 MiR-200b对hRECs内 VEGF和 TGF- β 1 mRNA 表达的影响

采用实时定量 PCR 检测在高血糖环境下

MiR-200b对hRECs中 VEGF和 TGF- β 1 mRNA的表达影响。高糖环境下 VEGF和 TGF- β 1 mRNA在hRECs的表达明显升高($P < 0.05$)。高糖环境下转染 MiR-200b的hRECs,VEGF和 TGF- β 1 mRNA的表达明显受到抑制($P < 0.05$,图3)。

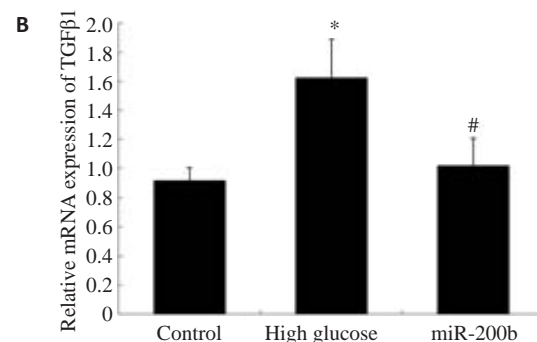
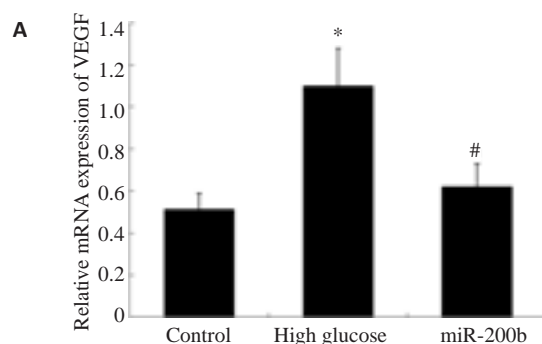


图3 MiR-200b对正常对照组,高血糖组和转染组 VEGF和 TGF β 1影响的比较

Fig.3 Effect of MiR-200b on VEGF (A) and TGF β 1 (B) mRNA expression in hRECs. * $P < 0.05$ vs normal control; # $P < 0.05$ vs high glucose group.

2.4 MiR-200b对hRECs中 VEGF和 TGF- β 1 蛋白表达的影响

用 Western blotting 测定 hRECs 转染 MiR-200b 后对 VEGF 和 TGF- β 1 蛋白及 mRNA 的表达的影响。在高糖环境下 hRECs 中 VEGF 和 TGF- β 1 蛋白表达水平明显升高($P < 0.05$);转染 MiR-200b 后 VEGF 和 TGF- β 1 蛋白表达的水平受到明显抑制($P < 0.05$,图4,5)。

这表明,高糖环境可以抑制 hRECs 中 MiR-200b,从而促进 VEGF 和 TGF- β 1 mRNA 以及蛋白的表达,进一步引起视网膜血管内皮细胞结构和功能紊乱。转染 MiR-200b 后,靶向细胞促进其表达,并下调 VEGF 和 TGF- β 1 mRNA 及蛋白的表达,从而改善糖尿病视网膜病变。

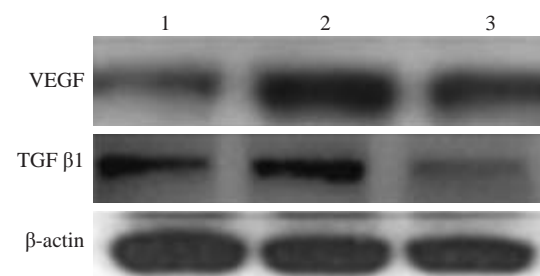


图4 MiR-200b对正常对照组,高血糖组和转染组hRECs中 VEGF和 TGF β 1 蛋白表达的影响

Fig.4 Effect of MiR-200b on VEGF and TGF β 1 protein expression in hRECs. 1: Control; 2: High glucose group; 3: MiR-200b group.

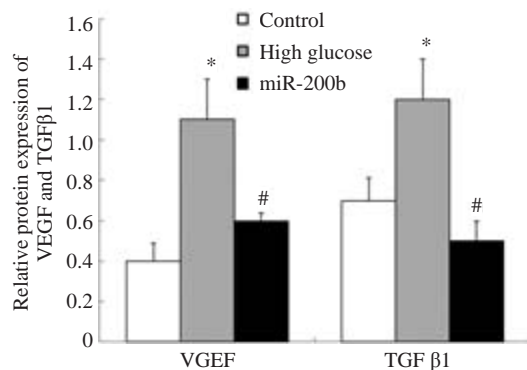


图5 MiR-200b对正常对照组,高血糖组和转染组hRECs中VEGF和TGFβ1蛋白表达分析

Fig.5 Effect of MiR-200b on VEGF and TGFβ1 protein expression in hRECs. * $P < 0.05$ vs normal control; # $P < 0.05$ vs high glucose group.

3 讨论

高血糖是导致糖尿病并发症发生发展的重要因素,糖尿病视网膜病变是一种常见的糖尿病微血管并发症,高血糖环境下糖尿病患者视网膜血管内皮细胞发生一系列内分泌代谢变化,并引起器官结构和功能紊乱^[16-17]。高血糖可导致视网膜血管内皮细胞功能障碍,包括通过调节内皮素和血管内皮生长因子促进细胞增殖和新生血管形成^[18-19]。

miRNA参与各种生理过程,包括细胞增殖,凋亡,信号转导,分化,代谢和激素分泌以及维持胚胎干细胞的潜能。MiR-200b是一种新发现的miRNA,它参与调节糖尿病的发生和发展^[10],但其在糖尿病视网膜病变中的作用尚未阐明。通过hRECs培养和高糖环境处理,我们的研究证实,在高糖状态下hRECs中MiR-200b水平下降。这进一步表明,细胞可以通过转染MiR-200b抑制hRECs异常增殖。

血管内皮生长因子(VEGF)有多种亚型,通过结合相应受体(VEGFR)发挥其作用。大部分VEGFR位于内皮细胞表面,与VEGF特异性结合可改变血管通透性,促进血管形成。因此,对于早期的糖尿病视网膜病变,主要是通过对血管内皮生长因子的调节来改变血管通透性,晚期则参与糖尿病视网膜新生血管形成^[20-21]。TGFβ1是一种多肽生长因子,广泛分布于众多细胞中,具有多种生物学功能。它调节细胞生长,分化和迁移,调节细胞外基质的合成和分泌,并参与免疫调节,在糖尿病视网膜病变的形成过程中发挥了重要的作用。TGFβ1还是一种促细胞增殖的重要调控因子,它能上调整联蛋白的表达,促进细胞外基质分泌,调节细胞与基质之间的相互作用,趋化巨噬细胞促进新生血管形成和成纤维细胞生长。它通过抑制抗体生成和淋巴细胞增殖抑制CTL、NK细胞、LAK细胞的细胞毒作用,发挥免

疫抑制作用^[22-23]。然而,目前有关TGFβ1在糖尿病视网膜病变中作用的研究未见报道。因此,我们重点研究了MiR-200b对视网膜血管内皮细胞的影响。研究证实,高糖环境抑制MiR-200b的表达,促进VEGF和TGFβ1 mRNA及蛋白的表达,从而促进内皮细胞增殖和新生血管形成,导致视网膜病变。通过上调MiR-200b表达,可以减少VEGF、TGFβ1 mRNA和蛋白的表达,改善血管内皮细胞的结构和功能,延缓DR的进展。

综上所述, MiR-200b通过改变VEGF和TGFβ1表达,调节视网膜血管内皮细胞的生长和增殖,可以延缓DR的进展。

参考文献:

- [1] Antonetti DA, Klein R, Gardner TW. Mechanisms of disease diabetic retinopathy[J]. N Engl J Med, 2012, 366(13): 1227-39.
- [2] Mysona BA, Matragoon S, Stephens M, et al. Imbalance of the nerve growth factor and its precursor as a potential biomarker for diabetic retinopathy[J]. Biomed Res Int, 2015, 15(8): 571456.
- [3] Park YH, Shin JA, Han JH, et al. The association between chronic kidney disease and diabetic retinopathy: the Korea National Health and Nutrition Examination Survey 2008-2010[J]. PLoS One, 2015, 10(4): e0125338.
- [4] Boynton GE, Stem MS, Kwark L, et al. Multimodal characterization of proliferative diabetic retinopathy reveals alterations in outer retinal function and structure [J]. Ophthalmology, 2015, 122(5): 957-67.
- [5] Garcia De La Torre N, Fernandez-Durango R, gomez R, fuentes M, Roldan-Pallares M, donate J, barabash a, alonso B, runkle I, duran a, rubio Ma, Calle-Pascual AL. expression of angiogenic MicroRNAs in endothelial progenitor cells from type 1 diabetic patients with and without diabetic retinopathy [J]. Invest Ophthalmol Vis Sci, 2015, 56(6): 4090-8.
- [6] Savage SR, Mccollum GW, Yang R, et al. RNA-seq identifies a role for the PPARβ/δ inverse agonist GSK0660 in the regulation of TNFα-induced cytokine signaling in retinal endothelial cells [J]. Mol Vis, 2015, 21(8): 568-76.
- [7] Loukovaara S, Gucciardo E, Repo P, et al. Indications of lymphatic endothelial differentiation and endothelial progenitor cell activation in the pathology of proliferative diabetic retinopathy [J]. Acta Ophthalmol, 2015, 93(6): 512-23.
- [8] Orang AV, Barzegari A. MicroRNAs in colorectal cancer: from diagnosis to targeted therapy[J]. Asian Pac J Cancer Prev, 2014, 15 (17): 6989-99.
- [9] Gandhi NS, Tekade RK, Chougule MB. Nanocarrier mediated delivery of siRNA/miRNA in combination with chemotherapeutic agents for cancer therapy: current progress and advances [J]. J Control Release, 2014, 194(9): 238-56.
- [10] Ruiz MA, Feng B, Chakrabarti S. Polycomb repressive complex 2 regulates MiR-200b in retinal endothelial cells: potential relevance in diabetic retinopathy[J]. PLoS One, 2015, 10(4): e0123987.
- [11] Cao Y, Feng B, Chen S, et al. Mechanisms of endothelial to mesenchymal transition in the retina in diabetes [J]. Invest

Ophthalmol Vis Sci, 2014, 55(11): 7321-31.

- [12] Murray AR, Chen Q, Takahashi Y, et al. MicroRNA-200b downregulates oxidation resistance 1 (Oxr1) expression in the retina of type 1 diabetes model [J]. Invest Ophthalmol Vis Sci, 2013, 54(3): 1689-97.
- [13] Shin ES, Sorenson CM, Sheibani N. Diabetes and retinal vascular dysfunction[J]. J Ophthalmic Vis Res, 2015, 9(3): 362-73.
- [14] Rajamani U, Jialal I. Hyperglycemia induces Toll-like receptor-2 and -4 expression and activity in human microvascular retinal endothelial cells: implications for diabetic retinopathy [J]. J Diabetes Res, 2014, 15(8): 790902.
- [15] Liu L, Wu J, Yue S, et al. Incidence density and risk factors of diabetic retinopathy within type 2 diabetes: a Five-Year cohort study in China (report 1) [J]. Int J Environ Res Public Health, 2015, 12(7): 7899-909.
- [16] Castillo A, Madsen E, Ambrosio AF, et al. Diabetic hyperglycemia reduces Ca^{2+} permeability of extrasynaptic AMPA receptors in AII amacrine cells[J]. J Neurophysiol, 2015, 114(3): 1545-53.
- [17] Baptista FI, Castilho ÁF, Gaspar JM, et al. Long-term exposure to high glucose increases the content of several exocytotic proteins and of vesicular GABA transporter in cultured retinal neural cells [J]. Neurosci Lett, 2015, 602(6): 56-61.
- [18] Monaghan K, Mcnaughten J, McGahon MK, et al. Hyperglycemia and diabetes downregulate the functional expression of TRPV4 channels in retinal microvascular endothelium[J]. PLoS One, 2015, 10(6): e0128359.
- [19] Behl T, Kaur I, Kotwani A. Implication of oxidative stress in progression of diabetic retinopathy[J]. Surv Ophthalmol, 2016, 61(2): 187-96.
- [20] Behl T, Kaur I, Goel H, et al. Significance of the antiangiogenic mechanisms of Thalidomide in the therapy of diabetic retinopathy [J]. Vascu Pharmacol, 2015, 16(7): 3.
- [21] Jiang Y, Zhang Q, Steinle JJ. Beta-adrenergic receptor agonist decreases VEGF levels through altered eNOS and PKC signaling in diabetic retina[J]. Growth Factors, 2015, 33(3): 192-9.
- [22] Ko H. Geraniin inhibits TGF- β 1-induced epithelial-mesenchymal transition and suppresses A549 lung cancer migration, invasion and anoikis resistance [J]. Bioorg Med Chem Lett, 2015, 25(17): 3529-34.
- [23] Kamath VV, Krishnamurthy S, Satelur KP, et al. Transforming growth factor- β 1 and TGF- β 2 act synergistically in the fibrotic pathway in oral submucous fibrosis: An immunohistochemical observation[J]. Indian J Med Paediatr Oncol, 2015, 36(2): 111-6.

(编辑:孙昌朋)

(上接576页)

- [7] 谭 焱,王继业,易仁亮,等.探讨雷帕霉素靶向抑制mTOR对大鼠心瓣膜细胞钙化的影响及其作用机制[J]. 中国循环杂志, 2015, 30(9): 900-3.
- [8] Katwa LC, Ratajska A, Cleutjens JP, et al. Angiotensin converting enzyme and kininase-II-like activities in cultured valvular interstitial cells of the rat heart [J]. Cardiovasc Res, 1995, 29(1): 57-64.
- [9] Jia CH, Li M, Liu J, et al. IKK- β mediates Hydrogen peroxide induced cell death through p85 S6K1[J]. Cell Death Differ, 2013, 20(2): 248-58.
- [10] 奚 望,李 伟,殷 亮,等.钙化性主动脉瓣疾病发病机制及临床诊治研究进展[J]. 第二军医大学学报, 2015, 36(3): 309-14.
- [11] Fondard O, Detaint D, Iung B, et al. Extracellular matrix remodelling in human aortic valve disease: the role of matrix metalloproteinases and their tissue inhibitors[J]. Eur Heart J, 2005, 26(13): 1333-41.
- [12] Ferdous Z, Jo H, Nerem RM. Differences in valvular and vascular cell responses to strain in osteogenic media[J]. Biomaterials, 2011, 32(11): 2885-93.
- [13] Zhu J, Zheng C, Chen J, et al. Ghrelin protects human umbilical vein endothelial cells against high glucose-induced apoptosis via mTOR/P70S6K signaling pathway[J]. Peptides, 2014, 52(7): 23-8.
- [14] Zhang L, Wang H, Zhu J, et al. FTY720 reduces migration and invasion of human glioblastoma cell lines via inhibiting the PI3K/AKT/mTOR/p70S6K signaling pathway[J]. Tumour Biol, 2014, 35(11): 10707-14.
- [15] Drolet MC, Desbiens-Brassard V, Roussel E, et al. Blockade of the acute activation of mTOR complex 1 decreases hypertrophy development in rats with severe aortic valve regurgitation [J]. Springerplus, 2015, 4(9): 435.

(编辑:吴锦雅)